

926169

531 Rec'd PCT/FT 18 SEP 2001

DOCKET NO.: 213993US0PCT

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

IN RE APPLICATION OF: MARECHAL Eric et al.

SERIAL NO.: NEW U.S. PCT APPLICATION

FILED: HERewith

INTERNATIONAL APPLICATION NO.: PCT/FR00/00658

INTERNATIONAL FILING DATE: March 17, 2000

FOR: SCREENING METHOD INVOLVING MGDG SYNTHASE

REQUEST FOR PRIORITY UNDER 35 U.S.C. 119
AND THE INTERNATIONAL CONVENTION

Assistant Commissioner for Patents
Washington, D.C. 20231

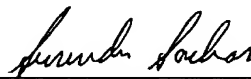
Sir:

In the matter of the above-identified application for patent, notice is hereby given that the applicant claims as priority:

<u>COUNTRY</u>	<u>APPLICATION NO</u>	<u>DAY/MONTH/YEAR</u>
France	99 03434	19 March 1999

Certified copies of the corresponding Convention application(s) were submitted to the International Bureau in PCT Application No. PCT/FR00/00658. Receipt of the certified copy(s) by the International Bureau in a timely manner under PCT Rule 17.1(a) has been acknowledged as evidenced by the attached PCT/IB/304.

Respectfully submitted,
OBLON, SPIVAK, McCLELLAND,
MAIER & NEUSTADT, P.C.



Norman F. Oblon
Attorney of Record
Registration No. 24,618
Surinder Sachar
Registration No. 34,423



22850

(703) 413-3000
Fax No. (703) 413-2220
(OSMMN 1/97)

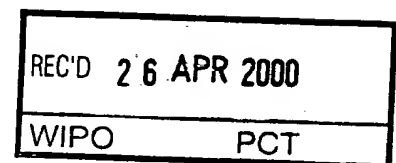
THIS PAGE BLANK (USPTO)



ETU

#2

BREVET D'INVENTION

CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION**COPIE OFFICIELLE**

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le **12 AVR. 2000**

Pour le Directeur général de l'Institut
national de la propriété industrielle
Le Chef du Département des brevets

Martine PLANCHE

**DOCUMENT DE
PRIORITE**

**PRESENTE OU TRANSMIS
CONFORMEMENT A LA REGLE
17.1.a) OU b)**

INSTITUT
NATIONAL DE
LA PROPRIÉTÉ
INDUSTRIELLE

SIEGE
26 bis. rue de Saint Petersburg
75800 PARIS Cédex 08
Téléphone : 01 55 04 53 04
Téléfax : 01 42 52 55 37



THIS PAGE BLANK (USPTO)

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE

Confirmation d'un dépôt par télécopie ☐

Cet imprimé est à remplir à l'encre noire en lettres capitales

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08
Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 93 59 30

Réserve à l'INPI

DATE DE REMISE DES PIÈCES 19. 03 99
N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL 99 03434 -
DÉPARTEMENT DE DÉPÔT 75
DATE DE DÉPÔT 19 MARS 1999

1 NOM ET ADRESSE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE
À QUI LA CORRESPONDANCE DOIT ÊTRE ADRESSÉE

CABINET ORES

6 avenue de Messine

75008 PARIS

n° du pouvoir permanent références du correspondant BLOcp263/54FR
téléphone

2 DEMANDE Nature du titre de propriété industrielle

☒ brevet d'invention

☐ demande divisionnaire

☐ certificat d'utilité

☐ transformation d'une demande
de brevet européen

☐ demande initiale

☐ brevet d'invention

☐ certificat d'utilité n°

date

Établissement du rapport de recherche

☐ différé

☒ immédiat

Le demandeur, personne physique, requiert le paiement échelonné de la redevance

☐ oui

☐ non

Titre de l'invention (200 caractères maximum)

PROCEDE DE CRIBLAGE ET DE SELECTION D'ANTIPARASITAIRES APICOMPLEXES ET/OU
D'HERBICIDES ET SES APPLICATIONS.

3 DEMANDEUR (S) n° SIREN

code APE-NAF

Nom et prénoms (souligner le nom patronymique) ou dénomination

COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE

Forme juridique

Etablissement public

Nationalité (s) française

Adresse (s) complète (s)

31-33 rue de la Fédération, 75015 PARIS

Pays

FRANCE

En cas d'insuffisance de place, poursuivre sur papier libre ☐

4 INVENTEUR (S) Les inventeurs sont les demandeurs

☐ oui

☒ non

Si la réponse est non, fournir une désignation séparée

5 RÉDUCTION DU TAUX DES REDEVANCES

☐ requise pour la 1ère fois

☐ requise antérieurement au dépôt : joindre copie de la décision d'admission

6 DÉCLARATION DE PRIORITÉ OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE LA DATE DE DÉPÔT D'UNE DEMANDE ANTÉRIEURE

pays d'origine

numéro

date de dépôt

nature de la demande

7 DIVISIONS antérieures à la présente demande n°

date

n°

date

8 SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE

(nom et qualité du signataire - n° d'inscription)

Béatrice ORES

n° 99-4046

SIGNATURE DU PRÉPOSÉ À LA RÉCEPTION

SIGNATURE APRÈS ENREGISTREMENT DE LA DEMANDE À L'INPI

DÉPARTEMENT DES BREVETS

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08

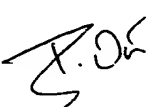
Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 93 59 30

DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S) Page N° .1. / 2 .

(Si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 113 W / 260899

Vos références pour ce dossier (facultatif)		BLOcp263/54FR	
N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL		99 03434	
TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum)			
PROCÉDE DE CRIBLAGE ET DE SÉLECTION D'ANTIPARASITAIRES APICOMPLEXES ET/OU D'HERBICIDES ET SES APPLICATIONS.			
LE(S) DEMANDEUR(S) :			
COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE 31-33 rue de la Fédération 75015 PARIS (FRANCE)			
DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) : (Indiquez en haut à droite «Page N° 1/1» S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez un formulaire identique et numérotez chaque page en indiquant le nombre total de pages).			
Nom		MARECHAL	
Prénoms		Eric	
Adresse	Rue	24 chemin des Tournelles	
	Code postal et ville	38000	GRENOBLE (FRANCE)
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom		BLOCK	
Prénoms		Maryse	
Adresse	Rue	2 allée des Roses	
	Code postal et ville	38640	CLAIX (FRANCE)
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom		JOYARD	
Prénoms		Jacques	
Adresse	Rue	10 allée de Lapiat	
	Code postal et ville	38240	MEYLAN (FRANCE)
Société d'appartenance (facultatif)			
DATE ET SIGNATURE(S) DU (DES) DEMANDEUR(S) OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire) le 6 mars 2000 Béatrice ORES n° 92-4046			

DÉPARTEMENT DES BREVETS

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08

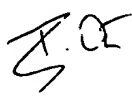
Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 93 59 30

DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S) Page N° 2. / 2.

(Si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

08 113 W / 260899

Vos références pour ce dossier (facultatif)		BLOcp263/54FR	
N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL		99 03434	
TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum)			
PROCÉDE DE CRIBLAGE ET DE SÉLECTION D'ANTIPARASITAIRES APICOMPLEXES ET/OU D'HERBICIDES ET SES APPLICATIONS.			
LE(S) DEMANDEUR(S) :			
COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE 31-33 rue de la Fédération 75015 PARIS (FRANCE)			
DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) : (Indiquez en haut à droite «Page N° 1/1» S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez un formulaire identique et numérotez chaque page en indiquant le nombre total de pages).			
Nom		DOUCE	
Prénoms		Roland	
Adresse	Rue	5 rue du Palenka	
	Code postal et ville	38000	GRENOBLE (FRANCE)
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom			
Prénoms			
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom			
Prénoms			
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
DATE ET SIGNATURE(S) DU (DES) DEMANDEUR(S) OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire) le 6 mars 2000			
Béatrice ORES n° 92-4046			

La présente invention est relative à un procédé de criblage et de sélection d'antiparasitaires (parasites du phylum des apicomplexes) et/ou d'herbicides.

Les apicomplexes sont des parasites unicellulaires responsables de maladies parmi les plus graves pour l'espèce humaine : le paludisme, la première maladie mortelle dans le monde, et la toxoplasmose, une des deux infections opportunistes les plus fréquentes chez les malades du SIDA. Ces maladies infectieuses progressent alors qu'aucun traitement ne permet aujourd'hui d'éradiquer les parasites qui les provoquent : *Plasmodium* qui se niche dans les cellules hépatiques et les globules rouges des malades du paludisme, et *Toxoplasma* qui envahit entre autre le cerveau des malades de la toxoplasmose.

En effet, selon l'Organisation Mondiale de la Santé (OMS), le paludisme touche plus de 500 millions d'êtres humains et provoque 2,5 millions de morts par an. Le paludisme tue la moitié des enfants de moins de 5 ans en Afrique. 40 % de la population mondiale se trouve dans des zones impaludées, et ces zones progressent chaque année. Les traitements pesticides ont provoqué la résistance des moustiques vecteurs du parasite (les anophèles), et le parasite lui-même (4 espèces de *Plasmodium*, dont *Plasmodium falciparum* pour 95 % des cas) résiste de plus en plus aux traitements connus (en particulier les dérivés des chloroquines). Selon les estimations, le paludisme est la première ou la deuxième (après les diarrhées) maladie mortelle dans le monde. Le coût direct et indirect du paludisme en Afrique est passé de 800 millions de dollars en 1987 à plus de 2 milliards de dollars en 1998. La résistance aux traitements, et la progression des zones impaludées font de ce fléau un enjeu majeur du XXI siècle.

Selon le *National Institute of Health* (NIH), la toxoplasmose est la première infection cérébrale chez les malades du SIDA. Le parasite (*Toxoplasma gondii*) est commun et l'on peut considérer qu'une personne sur deux a été infectée, soit en mangeant de la viande mal cuite, soit au contact

de chats domestiques. La toxoplasmose n'est grave que chez les personnes fragiles, en particulier les fœtus humains et les malades du SIDA. Dans le cas du SIDA, les patients présentant un taux en $CD4^+ < 100/mm^3$ développent les symptômes de la toxoplasmose, en général par réactivation d'une infection antérieure. Les traitements connus (les plus communs sulfadiazine et pyriméthamine, mais aussi clindamycine, azithromycine, clarithromycine, dapsons et atavaquone), doivent parfois être prescrits indéfiniment car bien que létales pour le parasite *in vitro*, ces substances n'éliminent pas toujours le parasite de l'organisme. Ces traitements étant parfois incompatibles avec la trithérapie, la prophylaxie est difficile. Dans le combat qu'il reste à mener contre le SIDA, il est donc fondamental de rechercher de nouveaux traitements susceptibles d'éradiquer *Toxoplasma*.

D'autres apicomplexes tels que ceux du genre *Eimeria*, sont responsables de la coccidiose chez les oiseaux et les bovins.

Depuis peu, l'on sait que ces parasites présentent des structures subcellulaires végétales (McFadden et al., *Nature*, 1996, **384**, 482 ; Köhler et al., *Science*, 1997, **275**, 1485-1489), dénommées apicoplastes.

Ces Auteurs ont identifié par hybridation *in-situ*, le plaste qui contient un ADN de 35 kb chez *Toxoplasma gondii* : c'est un organelle limité par 4 membranes, proche dans l'évolution de celui des algues vertes. Très vite, ce plaste a été présenté comme une faille des parasites apicomplexes (Fichera et Roos, *Nature*, 1996, **390**, 407-409). Ces Auteurs ont en particulier montré que certains antibiotiques, tels que les fluoroquinolones et les macrolides inhibent les ADN gyrases procaryotes et bloquent la réplication de cet ADN de 35 kb, qui semble nécessaire à la survie du parasite. Plus récemment, Waller et al. (PNAS, 1998, **95**, 12352-12357) ont montré que ce plaste contenait une protéine connue pour synthétiser les acides gras dans les chloroplastes végétaux, l'acyl-carrier-protéine ou ACP. Le précurseur de l'ACP contient une séquence de transit de type chloroplastique, qui permet à la protéine (l'ACP mature, ou un marqueur fluorescent de type GFP fusionné

avec la séquence de transit du précurseur de l'ACP) d'être intégrée dans le plaste du parasite.

L'ACP n'est malheureusement pas spécifique du règne végétal, et on la trouve chez les bactéries, en particulier du tractus intestinal.

5 Elle ne constitue donc pas une cible spécifique pour un médicament qui n'affecterait que les apicomplexes parasitant l'organisme.

Les Inventeurs se sont donc donnés pour but de pourvoir à une cible spécifique des parasites apicomplexes, pour sélectionner de nouveaux médicaments efficaces contre lesdits parasites apicomplexes.

10 Ils ont maintenant trouvé que la MGDG synthase (enzyme capitale pour la biogénèse de l'enveloppe des plastes) peut être une cible de choix pour des principes actifs contre *Plasmodium* (paludisme), *Toxoplasma* (toxoplasmose) et *Eimeria* (coccidiose) et pour des herbicides.

En effet, le MGDG (monogalactosyldiacylglycérol, figure 1) est connu dans tous les plastes analysés à ce jour : il est le lipide le plus
15 abondant des membranes plastidiales (> 50 % des glycérolipides), vital à la biogénèse des plastes et à la survie des cellules, et n'existe pas dans les autres systèmes membranaires, en particulier dans les cellules animales (Douce, Science, 1974, 183, 852-853) ; sa biosynthèse est catalysée dans
20 l'enveloppe par une UDP-galactose:1,2-diacylglycérol 3-β-D-galactosyltransférase (EC 2.4.1.46) appelée aussi MGDG synthase, selon la réaction suivante :

1,2-diacylglycérol + UDP-galactose → UDP + 1,2-diacyl-3-O-β-D-galactopyranosyl-*sn*-glycérol.

25 La présente invention a pour objet l'utilisation d'une MGDG synthase pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir de principes actifs contre les parasites apicomplexes et notamment ceux responsables du paludisme, de la toxoplasmose et de la coccidiose.

La présente invention a également pour objet l'utilisation d'une membrane plastidiale isolée de plante, pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir de principes actifs contre les parasites apicomplexes et notamment ceux responsables du paludisme, de la toxoplasmosé et de la coccidiose.

La présente invention a également pour objet l'utilisation d'une MGDG synthase pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir d'herbicides.

La présente invention a, en outre, pour objet l'utilisation d'une membrane plastidiale isolée de plante, pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir d'herbicides.

La présente invention a également pour objet un procédé de criblage et de sélection d'antiparasitaires apicomplexes et/ou d'herbicides, caractérisé en ce qu'il comprend :

- l'incubation d'une substance à tester avec une MGDG synthase et
- la mesure de l'activité spécifique enzymatique, après ladite incubation.

On définit l'inhibition de l'activité enzymatique par la diminution de l'activité d'au moins 50 %, comme un pourcentage de l'activité contrôle (activité de l'enzyme traitée comme l'essai, mais en l'absence d'inhibiteur).

Conformément à l'invention, ladite MGDG synthase présente une activité spécifique initiale comprise de préférence entre 0,1 et 120 μ mol de galactose incorporé/h/mg de protéine ; certaines MGDG synthases recombinantes peuvent présenter une activité spécifique supérieure à 120 μ mol de galactose incorporé/h/mg de protéine.

Egalement, conformément à l'invention, la MGDG synthase est d'origine végétale (épinard, concombre ou Arabidopsis, notamment) et est



sélectionnée dans le groupe constitué par les MGDG synthase A et les MGDG synthase B purifiées ou recombinantes.

Conformément audit procédé, l'incubation MGDG synthase/substance à tester est réalisée dans un milieu d'incubation contenant un tampon ajusté à un pH compris entre 6 et 9 (MOPS-NaOH, Tris-HCl, 5 $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$, CAPS de 10 à 250 mM), en présence de détergents (CHAPS de 3 à 6 mM ou LDAO), d'un agent réducteur (DTT 1-10 mM ou β -mercaptoéthanol), de phosphatidylglycérol (0,1-2 mM) et d'un sel (KCl ou NaCl, 10-300 mM) ; de préférence, ledit tampon contient 50 mM de MOPS-NaOH, pH 7,8, 4,5 mM de CHAPS, 1,3 mM de phosphatidylglycérol, 1 mM de 10 DTT, 250 mM de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$ et 250 mM de KCl.

Également conformément à l'invention, l'activité enzymatique de la MGDG synthase est mesurée après constitution de micelles, conformément à la méthode décrite dans Maréchal et al. (*J. Biol. Chem.*, 1994, 269, 15 5788-5798).

Conformément à l'invention, ledit parasite apicomplexe est sélectionné dans le groupe constitué par *Plasmodium*, *Toxoplasma* et *Eimeria*.

La présente invention a également pour objet, l'utilisation d'un 20 inhibiteur de la MGDG synthase, sélectionné conformément à la méthode définie ci-dessus, pour l'obtention d'un médicament antiparasitaire.

La présente invention a en outre pour objet, l'utilisation d'un inhibiteur de la MGDG synthase, sélectionné conformément à la méthode définie ci-dessus, comme herbicide.

25 Outre les dispositions qui précèdent, l'invention comprend encore d'autres dispositions, qui ressortiront de la description qui va suivre, qui se réfère à des exemples de mise en oeuvre du procédé objet de la présente invention, ainsi qu'aux dessins annexés, dans lesquels :

- la figure 1 représente le MGDG (monogalactosyl- 30 diacylglycérol) ;

- la figure 2 est une comparaison de la MGDG synthase d'épinard, de concombre et d'*Arabidopsis* ; la figure 2A correspond à une comparaison des séquences en amino acides déduites des ADNc codant pour les différentes MGDG synthases ; dans cette figure atMGD A et atMGD B correspondent à des séquences issues d'*Arabidopsis thaliana*, csMGD A correspond à une séquence issue de *Cucumis sativa* et soMGD A correspond à une séquence issue de *Spinacia oleracea*. * et : représentent des symboles respectivement pour les amino acides identiques et les substitutions conservées ; h1 à h7 correspondent à 7 hélices- α putatives ; la figure 2B représente un arbre phylogénique des MGDG synthases matures ;

- la figure 3 correspond à l'identification du produit de la réaction de la rMGD A ; la figure 3A : séparation des lipides polaires par chromatographie en couche mince bi-dimensionnelle ; dans cette figure MGDG = monogalactosyldiacylglycérol ; DGDG = digalactosyldiacylglycérol ; TGDG = trigalactosyldiacylglycérol ; SL = sulfolipide ; PC = phosphatidylcholine ; PG = phosphatidylglycérol ; la figure 3B correspond à l'analyse des galactolipides synthétisés *in vitro* par la rMGD A ;

- la figure 4 illustre la localisation de la rMGD A dans *E. coli* ;

- la figure 5 correspond à la purification partielle de la rMGD A ; figure 5A : fractionnement par chromatographie hydroxyapatite-agarose ; figure 5B : analyse en SDS-Page de la fraction éluée à partir de la colonne hydroxyapatite-agarose.

Il doit être bien entendu, toutefois, que ces exemples sont donnés à titre d'illustration de l'objet de l'invention, dont ils ne constituent en aucune manière une limitation.

Exemple 1 : Préparation d'une MGDG synthase, à partir d'une plante.

On solubilise et on purifie la MGDG synthase à partir de l'enveloppe des chloroplastes d'épinard, dans les conditions exposées dans Maréchal et al. (C.R. Acad. Sci. Paris, 1991, 313, III, 521-528 ; *J. Biol. Chem.*, 1994, 269, 8, 5788-5798 ; *J. Biol. Chem.*, 1995, 270, 11, 5714-5722).

Concrètement :

- on purifie les membranes d'enveloppe des chloroplastes d'épinard (voir Maréchal et al., *J. Biol. Chem.*, 1995, précité).

On peut également obtenir les membranes d'enveloppe, conformément à la technique suivante : de manière plus précise, toutes les opérations sont réalisées à 0°-5°C. Les chloroplastes sont obtenus à partir de 3-4 kg de feuilles d'épinard (*Spinacia oleracea* L.) et purifiés par centrifugation isopycnique, à l'aide de gradients de Percoll. Les chloroplastes intacts purifiés sont lysés dans un milieu hypotonique et les membranes d'enveloppe sont purifiées à partir du lysat par centrifugation en gradient de saccharose.

Les membranes d'enveloppes obtenues sont stockées sous azote liquide, dans un milieu comprenant 50 mM de MOPS-NaOH, pH 7,8 et 1 mM de DTT (dithiothréitol).

- on solubilise et on purifie la MGDG synthase à partir des membranes d'enveloppe obtenues, comme précisé ci-dessus (voir Maréchal et al., *J. Biol. Chem.*, 1995, précité).

On peut également obtenir de la MGDG synthase, à partir du concombre (Demande JP 10014579 au nom de Kirin Brewery Co. Ltd).

Dans le cadre de la mise en œuvre du procédé selon la présente invention, il est préférable d'utiliser une MGDG synthase présentant au moins une activité spécifique de 0,1 μ mol de galactose incorporé/h/mg de protéine.

Exemple 2 : Préparation d'une MGDG synthase recombinante et constructions pour sa surexpression dans *E. coli*.

1) Clonage et surexpression d'une MGDG de classe A dans *E. coli*.

- Clonage de l'ADNc de MGDG synthase :

Un fragment de 1647 pb correspondant à la protéine mature de l'ADNc de MGDG de concombre (Shimojima et al., 1997) est utilisé

comme sonde pour cribler une banque λ gt11 obtenue à partir de feuilles d'épinard.

Avant le criblage, la présence d'un ARNm homologue est vérifiée par *Northern blot* à partir d'ARN total de feuilles d'épinard. 320 000
5 plaques sont cultivées sur *E. coli* Y1090 et transférées sur des membranes Hybond-N*. Les membranes sont préhybridées pendant 2h à 60°C dans une solution comprenant 2 x SSC, 5 x Denhardt's, 0,5 % SDS (w/v) et de l'ADN de sperme de saumon (0,1 mg.ml⁻¹).

L'hybridation est réalisée pendant 16h à 60°C dans le même
10 réactif en présence d'1 ng d'ADN de concombre marqué au [α -³²P]dCTP. Les membranes sont lavées 3 fois 3 min à température ambiante dans du 2 x SSC, 0,1 % SDS (w/v) et 2 fois 15 min à 55°C, puis autoradiographiées.

Deux clones positifs sont ensuite purifiés par 3 niveaux de criblage. L'ADN de phage est extrait et digéré avec *EcoRI* ou *EcoRI* et
15 *BamHI*. Les deux inserts d'ADNc sont sous-clonés dans le plasmide pBlueScript SK+ (digéré par *EcoRI* ou digéré par *EcoRI-BamHI*), pour le séquençage.

L'analyse du fragment de restriction et le séquençage montrent que les deux clones correspondent au même ADNc.

L'amplification par PCR avec des amorces adjacentes au site
20 de clonage λ gt11 révèle des inserts de 2,5 et 0,9 kb, respectivement. L'analyse de la séquence des inserts obtenus par PCR montre que l'insert de 0,9 kb est identique à l'extrémité 3' de l'insert de 2,5 kb.

En conséquence, l'insert le plus long est coupé à l'aide des
25 enzymes de restriction *BamHI/EcoRI*, sous-cloné dans le plasmide pBlueScript SK+ (Stratagene) et séquencé.

La séquence obtenue, qui comprend 1851 nucléotides semble être une chimère. Elle contient une séquence de 807 nucléotides qui présente une homologie élevée avec l'extrémité codante en 3' de l'ADNc de
30 la MGDG synthase de concombre, incluant le codon stop. Cet ADN tronqué

est fusionné à son extrémité 5' avec une séquence d'ADN partielle (1044 nucléotides), homologue à des β -endoglucanases. L'extrémité 5' de l'ADNc de MGDG synthase est clonée par amplification rapide des extrémités d'ADNc (RACE) à l'aide du kit d'amplification Marathon (Clontech).

5 L'ADNc de feuilles d'épinard est préparé à partir d'ARNm polyA+ et utilisé comme matrice pour les amplifications PCR de l'extrémité 5' de l'ADNc de MGDG synthase, conformément aux instructions du fabricant. La spécificité de la réaction est due à l'amorce spécifique CTCATTTGAAGGGCAGTAGCACC (nucléotides 870 à 848) (SEQ ID NO:1)
10 et par la PCR « hot start ».

Cette méthode permet de cloner un fragment de 1001 pb qui est ensuite sous-cloné dans le plasmide pBlueScript SK+ et séquencé sur les 2 brins dans 3 clones indépendants, de manière à être sûr que la Taq polymérase n'introduit aucune erreur.

15 Le fragment 5' RACE inclut un codon d'initiation identifiable et 131 nucléotides de la séquence en 5' non traduite. Le clone comprenant l'ADNc complet de la MGDG synthase est généré à partir de l'ADNc de feuilles d'épinard par PCR, en utilisant des amorces spécifiques des extrémités 3' et 5' de l'ADNc. L'amorce sens est la suivante :
20 CACACAATATTTCCAATGTATACCCAC (nucléotides -82 à -57) (SEQ ID NO:2).

L'amorce anti-sens est la suivante :
GATTATCATTTCCCCTCGCCCTGCC (nucléotides 1672 à 1648) (SEQ ID NO:3).

25 Le fragment d'ADN obtenu de 1765 pb est sous-cloné dans le plasmide pBlueScript SK+ au niveau du site de restriction *SmaI* et la séquence est vérifiée.

La séquence d'ADNc est plus petite que le transcrit (2,5 kb) détectée par une analyse en *Northern blot*, indiquant ainsi qu'elle n'est pas
30 complète.

Les 2 techniques combinées (technique 5'-RACE et criblage d'une banque d'ADNc d'épinard) permettent d'obtenir une séquence de 1890 pb, qui inclut un cadre ouvert de lecture de 1569 pb, qui code pour une protéine de 522 acides aminés (57,5 kDa) (figure 2), qui appartient à la famille des MGDG synthases A.

L'analyse de la séquence en acides aminés montre que cette MGDG synthase A contient plus de résidus non polaires (56 %) que polaires (44 %), 9 résidus cystéine et 16 résidus histidine qui pourraient être impliqués dans la chélation des métaux ; cette protéine présente un point isoélectrique basique (pI = 9,16).

2) Extraction

. extraction de la MGDG synthase recombinante (rMGD A)

toutes les opérations sont réalisées à 4°C. Un culot de bactéries recombinantes (34 mg de protéine), exprimant la MGDG synthase (7 mg de protéine) est remis en suspension dans 50 ml de milieu A (6 mM de CHAPS, 50 mM de MOPS-NaOH, pH 7,8, 1 mM de DTT) contenant 50 mM de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$ et un mélange d'inhibiteurs de protéases (1 mM de PMSF ; 1 mM de benzamidine ; 0,5 mM d'acide caproïque). Après une lyse cellulaire par sonication répétée, la suspension est mélangée à 0°C dans de la glace) pendant 30 minutes. Le mélange est centrifugé pendant 15 min. à 243 000xg (Beckman L2, rotor SW 40). Le surnageant contenant les protéines solubilisées (16 mg) est chargé sur une colonne (Pharmacia C10/20, 25 ml de gel) hydroxyapatite-ultrogel (IBF-France), équilibrée avec un milieu A contenant 50 mM de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$. Les protéines sont éluées, en utilisant un gradient de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$ (50-275 mM) (dans un milieu A ; débit : 30 ml/h ; volume des fractions : 1,5ml). La MGDG synthase recombinante est éluee à 275 mM de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$.

3) Surexpression de la MGDG synthase d'épinard dans *E. coli* - Matériel et méthodes

Deux formes matures de MGDG synthase sont surexprimées dans *E. coli*, en utilisant le plasmide pET-15b (Novagen) et un plasmide, 5 dénommé pET-Y 3a, qui permet de surmonter le problème dû au fait que la séquence déduite de la MGDG synthase contient 22 résidus arginine, parmi lesquels 17 sont codés par AGG ou AGA, codons qui sont en fait peu utilisés chez *E. coli*. En effet, pET-Y 3a a été construit en insérant dans le plasmide pET-3a (Novagen), le gène arg U (ou DNA Y) codant pour l'ARN de transfert 10 de l'arginine associé aux codons rares AGA/AGG.

Ces deux plasmides sont linéarisés avec *Bam*HI et *Nde*I. Les fragments amplifiés par PCR sont générés à partir du clone d'ADNc complet. Le plasmide pET-15 est ligaturé avec un fragment codant les 417 résidus C-terminaux de l'enzyme, qui est amplifié par PCR à l'aide des amorces 15 suivantes :

Amorce sens : GGAGCATATGGGGGGTGAGTGATAATG (SEQ ID NO:4)
et

Amorce anti-sens : GTTCTGGATCCTCAAGCAGCACAAAGAGT (SEQ ID NO:5)

20 et digéré par les enzymes *Bam*HI et *Nde*I.

Un autre fragment digéré par les enzymes *Bam*HI et *Nde*I, est amplifié par PCR, à l'aide des amorces suivantes :

Amorce sens : CTTCACATATGGCTTAATTCCGGGGAGAG (SEQ ID NO:6)
et

25 Amorce anti-sens : GTTCTGGATCCTCAAGCAGCACCGAGTA (SEQ ID NO:7),

codant les 424 résidus C-terminaux de l'enzyme, est sous-cloné au niveau du site de restriction *Bam*HI- *Nde*I du plasmide pET-Y3.

La première construction permet l'expression d'une protéine 30 de fusion étiquetée histidine (*hMGD A*), comprenant 437 résidus (48,24 kDa).

La seconde construction permet l'expression d'une protéine de 425 acides aminés (*rMGD A*), incluant une méthionine d'initiation additionnelle, correspondant au codon ATG du site de restriction *BamHI*. Les protéines recombinantes sont exprimées dans *E. coli* Bl.21(DE3). Les cultures bactériennes sont cultivées à 37°C, sous agitation vigoureuse (Certomat, 250 rpm), jusqu'à l'obtention d'une densité optique de 0,4 à 0,6. L'expression de la MGDG synthase recombinante est induite par l'addition de 0,4 mM d'IPTG dans le milieu et les cultures sont incubées 3 h à 25°C. Les bactéries sont rassemblées en culot par centrifugation (Eppendorf, 14000 x g, 10 min), et solubilisées dans un tampon A (MOPS 50 mM, pH 7,8, DTT 10 mM, EDTA 1 mM, benzamidine 1 mM, PMSF 1 mM et acide caproïque 0,5 mM) en présence ou en l'absence de Triton X-100 0,1 % ou dans un tampon A avec de l'urée 6M. Les fractions solubles et insolubles sont séparées par centrifugation (Airfuge, 115 000 x g, 15 min) et analysées sur SDS-PAGE (gel de polyacrylamide à 12 %). Les protéines sont détectées par une coloration au bleu de Coomassie.

L'*hMGD* est purifiée à homogénéité à partir des bactéries par chromatographie d'affinité à base d'un métal (NTA, Novagen), suivie d'un désalage à travers une colonne PD10 (Pharmacia), équilibrée dans un mélange comprenant de l'imidazole 5 mM, du NaCl 0,5 mM, du Tris-HCl 20 mM, pH 7,9, en présence d'urée 6M.

La protéine recombinante pure (1 mg) est utilisée pour obtenir un anticorps polyclonal de lapin (Eurogentec, Belgique). L'IgG est purifiée par chromatographie DEA-trisacryle M (IBF, France).

25 - Résultats

Afin de minimiser l'effet de l'extrémité N-terminale de la séquence cible de chloroplaste, l'ADNc d'épinard est exprimé à partir du résidu leucine 99, qui correspond au site de clivage putatif du peptide signal du précurseur de la MGD A de concombre (Shimojima et al., PNAS, 1997, 94, 333-337).



En utilisant de l'UDP-[¹⁴C]-gal comme substrat, on peut mesurer l'activité de la MGDG synthase dans les extraits d'*E. coli* exprimant la *m*MGD A, après induction par IPTG : plus de 2 µmol de galactose sont incorporées/h/mg de protéine. L'activité déterminée dans les extraits d'*E. coli* contenant la protéine étiquetée à l'histidine hMGD A est du même ordre (1,3 µmol de galactose incorporé/h/mg de protéine).

Seulement une fraction négligeable de [¹⁴C]-galactose (moins de 0,1 µmol de galactose incorporé/h/mg de protéine) est observée dans les lipides d'*E. coli* avant l'induction par IPTG. De plus, aucune incorporation de [¹⁴C]-galactose n'est observée dans les bactéries contrôles, exprimant E37, une autre protéine d'enveloppe interne (Teyssier et al., *Plant J.*, 1996, **10**, 903-912). Après 3 h d'induction par IPTG, un extrait d'*E. coli* contenant la *m*MGD A surexprimée est incubé en présence d'UDP-[¹⁴C]-gal et les lipides sont extraits, pour analyser les produits de la réaction.

L'extrait lipidique est analysé par chromatographie en couche mince bi-dimensionnelle, en même temps que les lipides d'enveloppe ajoutés au mélange comme standard (Douce et al., *In Methods in Plant Biochemistry, Lipids, Membranes and Aspects of Photobiology* (Harwood et al. eds, 1990, **4**, 71-103, Academic Press, Londres). La figure 3A montre qu'une seule tache radioactive co-migre avec le MGDG d'origine et est détectée par autoradiographie. Une caractérisation plus poussée du MGDG a été faite par l'analyse des groupes polaires par chromatographie papier bi-dimensionnelle ; dans ce cas là également, une seule tache radioactive est détectée par autoradiographie et co-migre avec le glycéryl-galactose obtenu après désacylation du MGDG d'enveloppe par hydrolyse alcaline douce (figure 3B).

Ces résultats montrent que le produit formé dans *E. coli* est effectivement du MGDG, qui est normalement absent dans les membranes d'*E. coli*. Aucun autre lipide contenant du galactose n'est formé, contrairement à ce que l'on observe après incubation de membranes d'enveloppe isolées, en présence d'UDP-[¹⁴C]-gal.

L'activité MGDG synthase est catalysée par une famille multigénique de protéines.

Grâce à des fractions protéiques membranaires très enrichies, le mécanisme biréactionnel de l'activité MGDG synthase a été étudié ainsi que sa sélectivité pour différentes espèces moléculaires de 1,2-diacylglycérol (Maréchal et al., J. Biol. Chem., 1994, **269**, 5788-5798). Certaines propriétés structurales du site catalytique ont été élucidées : l'existence d'acides aminés importants pour la catalyse (Cys, His, Lys) et l'association de l'enzyme à des métaux bivalents (Maréchal et al., J. Biol. Chem., 1995, **270**, 5714-5722). La masse moléculaire fonctionnelle au cours de l'inactivation de la MGDG synthase a par ailleurs été déterminée par irradiation gamma : la masse moléculaire apparente de la MGDG synthase de l'enveloppe est de 97 ± 5 kDa. Le polypeptide MGDG synthase mature ayant une taille voisine de 45 kDa en gel dénaturant, il est probable que dans l'enveloppe, la MGDG synthase soit sous forme dimérique. Une masse moléculaire fonctionnelle de 114 ± 12 kDa a aussi été déduite par la même technique pour la MGDG synthase A recombinante purifiée. Ce résultat suggère que les MGDG synthases sont vraisemblablement des homodimères.

Exemple 3 : Mesure de l'activité enzymatique, à partir de micelles.

L'activité de la MGDG synthase, est effectuée sur différents types d'échantillons, selon le modèle choisi : membrane plastidiale, fractions membranaires d'*E. coli* surexprimant une MGDG synthase recombinante (rMGD A, 0,7 µg protéine/test, enzyme préalablement extraite à partir d'une plante (voir exemple1).

. préparation des micelles

1,3 mM de phosphatidylglycérol (PG) et 160 µM de diacylglycérol (DAG) sont dissous dans du chloroforme. Après évaporation du solvant sous argon, 200 µl de milieu d'incubation contenant 50 mM de MOPS-NaOH, pH 7,8, 4,5 mM de CHAPS, 1 mM de DTT, 250 mM de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$ et 250 mM de KCl sont ajoutés et le milieu est vigoureuse-

ment mélangé, de manière à remettre en suspension les lipides. 100 µl de fractions contenant la MGDG synthase, dans le milieu d'incubation, sont introduites, puis le milieu est à nouveau vigoureusement mélangé, puis maintenu 1 h à 20°C.

5 Cette procédure permet d'obtenir des micelles, conformément à Maréchal et al., 1994, précité.

. réaction enzymatique

La réaction dans le mélange d'incubation est alors initiée par l'addition d'1 mM d'UDP-[¹⁴C]gal (37 Bq/µmol). Après 10 min. à 1 h, la réaction est stoppée par l'addition d'un mélange chloroforme/ méthanol (1 :2, v/v), les lipides sont extraits conformément à la méthode de Bligh et al (Can. J. Biochem. Physiol, 1959, 37, 911-917) et la radioactivité des galactolipides marqués est déterminée par comptage en scintillation liquide comme décrit dans Covès et al. (FEBS lett., 1986, 208, 401-406). L'activité est exprimée en
10 µmol de galactose incorporé/h/mg de protéine.
15

Dans un échantillon riche en MGDG synthase, on peut obtenir une activité spécifique élevée, c'est-à-dire jusqu'à 115-120 µmol de galactose incorporé/h/mg de protéine, et même plus.

3) activité spécifique de la rMGD A soluble surexprimée

20 Lorsque l'on analyse l'expression de la MGDG synthase d'épinard dans *E. coli*, on observe que la plupart de la protéine (rMGD A) est insoluble et que des détergents (6 mM de CHAPS ou 1 % de Triton X-100) ne solubilisent que partiellement la protéine (figure 4). Par contre, presque toute la protéine surexprimée est solubilisée par de l'urée, indiquant que la plus
25 grande partie de la MGDG synthase est présente dans des corps d'inclusion (figure 4). Dans cette fraction, l'activité de la MGDG synthase est très faible (0,03 µmol de galactose incorporé/h/mg de protéine). En fait, l'analyse par chromatographie d'hydroxyapatite des fractions d'*E. coli* solubilisées par le
30 CHAPS montre que seulement une petite fraction (environ 0,1 %) de la protéine recombinante synthétisée par la bactérie est active. Les conditions

expérimentales utilisées sont les mêmes que celles utilisées pour la MGDG synthase d'enveloppe (voir ci-dessus).

A la figure 4, l'expression de *r*MGD A est induite par 0,4 mM d'IPTG comme précisé dans Matériel et méthodes ci-dessus.

5 La plupart (50 à 80 %) de l'activité chargée par le haut de la colonne est retrouvée dans un pic étroit, élué avec du phosphate 275 mM (figure 5A). Dans ce pic, l'activité spécifique de la MGDG synthase est très élevée : 115 μ mol de galactose incorporé/h/mg de protéine.

10 L'analyse des polypeptides présents dans les différentes fractions montre qu'un polypeptide de 45 kDa, correspondant à la *r*MGD A, est présent dans les fractions actives, mais également dans le volume mort, dans lequel la plupart de la protéine est présente sous une forme inactive (figure 5B). Ceci montre que seulement une fraction (1 %) de la protéine solubilisée par le CHAPS est effectivement active.

15 Dans cette figure 5B, 20 μ l de fraction éluée à partir de la colonne hydroxyapatite sont analysés par SDS-PAGE (gel de polyacrylamide à 12 %) ; les protéines sont détectées par coloration au bleu de Coomassie ; Ch : échantillon chargé par le haut de la colonne ; 15, 30, etc... : fractions éluées à partir de la colonne ; MW : marqueur de poids moléculaire (Biorad) ;
20 la *r*MGD A est indiquée par une flèche et la *r*MGD A active se trouve uniquement dans les fractions 67 à 71.

Exemple 4 : Comparaison des propriétés biochimiques de la MGD A surexprimée avec la MGDG synthase d'enveloppe de chloroplaste

25 L'analyse de l'activité de la MGDG synthase partiellement purifiée de chloroplastes de feuilles d'épinard (Maréchal et al., J. Biol. Chem., 1995, **270**, 5714-5722) a démontré que le DTT peut protéger l'activité de l'enzyme de l'oxydation et que le N-éthylmaléimide (NEM) et l'ortho-phénanthroline sont des inhibiteurs puissants de l'enzyme.

30 La MGDG synthase d'épinard surexprimée présente les mêmes propriétés.

La *m*MGD A, purifiée par chromatographie d'hydroxyapatite est très active en présence de DTT. Si le DTT est éliminé par chromatographie sur une colonne Biogel P6-DG, la MGDG synthase perd 85 % de son activité, alors que l'addition de DTT maintient son activité.

- 5 Les fractions de *m*MGD A partiellement purifiée sont désalées par chromatographie sur une colonne (Pharmacia, colonne C10/40, 30 ml de gel) Biogel P6-DG (Bio-Rad), équilibrée sans DTT. Des aliquots (200 μ l) des fractions sont incubés pendant 40 min à 25°C sous agitation douce en présence ou en l'absence de DTT. L'activité de galactosylation est alors
- 10 mesurée comme précisé ci-dessus (voir exemple 3).

Les résultats obtenus sont résumés dans le Tableau I ci-après :

Fraction purifiée sur hydroxyapatite	Activité (%)
Non désalée	100
Désalée	15
Désalée + DTT 1 mM	75
Désalée + DTT 10 mM	65

- L'activité est exprimée comme un pourcentage de l'activité
- 15 contrôle (non désalée).

Le Tableau II montre que la *m*MGD A est très sensible au NEM et qu'une protection de l'activité est obtenue par préincubation en présence de DAG et/ou de PG.

Tableau II

Préincubation (30 min)	Incubation +/- NEM 150 μ M (10 min)	Incubation +/- DTT 10 mM (10 min)	Réaction enzymatique	Activité (%)
DTT	-	-	+PG+DAG+UDP-gal	100
-	-	+	+PG+DAG+UDP-gal	101
-	-	-	+PG+DAG+UDP-gal	37
-	+	+	+PG+DAG+UDP-gal	35
DTT	+	-	+PG+DAG+UDP-gal	108
UDP-gal	+	+	+PG+DAG	32
PG	+	+	+DAG+UDP-gal	56
PG+DAG	+	+	+UDP-gal	60

Pour obtenir les résultats résumés dans le Tableau II, la *m*MGD A est désalée par chromatographie sur une colonne (Pharmacia, colonne C10/40, 30 ml de gel) Biogel P6-DG (Bio-Rad), équilibrée sans DTT. Des aliquots (200 μ l) des fractions sont incubés pendant 30 min à 25°C sous agitation douce, suivie d'une incubation de 10 min. en présence ou en l'absence de NEM 150 μ M, puis d'une incubation de 10 min en présence ou en l'absence de DTT. L'activité de galactosylation est alors mesurée comme précisé ci-dessus (voir exemple 3).

L'activité est exprimée comme un pourcentage de l'activité contrôle, c'est-à-dire après incubation pendant 50 min. en présence de DTT 10 mM.

On observe également la *m*MGD surexprimée est inhibée par l'agent chélateur hydrophobe *ortho*-phénanthroline, comme le montre le Tableau III ci-après :

Conditions	Autres additions	Activité (%)
Activité initiale (temps 0)	-	100
Sans <i>ortho</i> -phénanthroline	-	82
	PG	87
	PG + DAG	78
	UDP-gal	72
Avec <i>ortho</i> -phénanthroline	-	43
	PG	27
	PG + DAG	92
	UDP-gal	17

L'inactivation de la rMGD A par l'*ortho*-phénanthroline est bloquée par le DAG, mais n'est pas affectée par l'UDP-gal.

5 Ainsi que cela ressort de ce qui précède, l'invention ne se limite nullement à ceux de ses modes de mise en œuvre, de réalisation et d'application qui viennent d'être décrits de façon plus explicite ; elle en embrasse au contraire toutes les variantes qui peuvent venir à l'esprit du technicien en la matière, sans s'écarter du cadre, ni de la portée, de la présente invention.

10

REVENDECATIONS

1°) Utilisation d'une MGDG synthase pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir de principes actifs contre les parasites apicomplexes.

5 2°) Utilisation d'une membrane plastidiale isolée de plante, pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir de principes actifs contre les parasites apicomplexes.

3°) Utilisation d'une MGDG synthase pour la sélection ou le
10 criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir d'herbicides.

4°) Utilisation d'une membrane plastidiale isolée de plante, pour la sélection ou le criblage de produits inhibiteurs de l'activité de la MGDG synthase, aptes à servir d'herbicides.

15 5°) Procédé de criblage et de sélection d'antiparasitaires et/ou d'herbicides, caractérisé en ce qu'il comprend :

- l'incubation d'une substance à tester avec une MGDG synthase et

- la mesure de l'activité spécifique enzymatique, après ladite
20 incubation.

6°) Procédé selon la revendication 5, caractérisé en ce que ladite MGDG synthase présente de préférence une activité spécifique initiale comprise entre 0,1 et 120 μmol de galactose incorporé/h/mg de protéine.

7°) Procédé selon la revendication 5 ou la revendication 6,
25 caractérisé en ce que l'incubation MGDG synthase/substance à tester est réalisée dans un milieu d'incubation contenant un tampon ajusté à un pH compris entre 6 et 9, en présence de détergents, d'un agent réducteur, de phosphatidylglycérol et d'un sel.

8°) Procédé selon la revendication 7, caractérisé en ce que
30 ledit milieu d'incubation contient de préférence 50 mM de MOPS-NaOH, pH

7,8, 4,5 mM de CHAPS, 1 mM de DTT, 1,3 mM de phosphatidylglycérol, 250 mM de $\text{KH}_2\text{PO}_4/\text{K}_2\text{HPO}_4$ et 250 mM de KCl.

9°) Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 4 ou procédé selon l'une quelconque des revendications 5 à 8, caractérisés en ce que la MGDG synthase est d'origine végétale et est sélectionnée dans le groupe constitué par les MGDG synthase A et les MGDG synthase B purifiées ou recombinantes.

10 10°) Utilisation selon l'une quelconque des revendications 1 à 4 ou procédé selon l'une quelconque des revendications 5 à 8, caractérisés en ce que ledit parasite apicomplexe est sélectionné dans le groupe constitué par *Plasmodium*, *Toxoplasma* et *Eimeria*.

11°) Utilisation d'un inhibiteur de la MGDG synthase, sélectionné conformément au procédé selon l'une quelconque des revendications 5 à 8, pour l'obtention d'un médicament antiparasitaire apicomplexe.

15 12°) Utilisation d'un inhibiteur de la MGDG synthase, sélectionné conformément au procédé selon l'une quelconque des revendications 5 à 8, comme herbicide.

LISTAGE DE SEQUENCE

<110> COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE
 <120> PROCEDE DE CRIBLAGE ET DE SELECTION D'ANTIPARASITAIRES
 APICOMPLEXES ET/OU D'HERBICIDES ET SES APPLICATIONS.
 <130> BLOcp263/54FR
 <140>
 <141>
 <160> 7
 <170> PatentIn Vers. 2.0
 <210> 1
 <211> 23
 <212> ADN
 <213> Spinacia oleracea
 <400> 1
 ctcatttgaa gggcagtagc acc 23
 <210> 2
 <211> 27
 <212> ADN
 <213> Spinacia oleracea
 <400> 2
 cacacaatat ttccaatgta tacccac 27
 <210> 3
 <211> 25
 <212> ADN
 <213> Spinacia oleracea
 <400> 3
 gattatcatt tcccctcgcc ctgcc 25
 <210> 4
 <211> 26
 <212> ADN
 <213> Spinacia oleracea
 <400> 4
 ggagcatatg ggggtgagtg ataatg 26
 <210> 5
 <211> 28
 <212> ADN
 <213> Spinacia oleracea
 <400> 5
 gttctggatc ctcaagcagc acaagagt 28
 <210> 6
 <211> 28
 <212> ADN
 <213> Spinacia oleracea

23

<400> 6
cttcacatat gcttaattcc ggggagag

28

<210> 7
<211> 28
<212> ADN
<213> Spinacia oleracea

<400> 7
gttctggatc ctcaagcagc accgagta

28

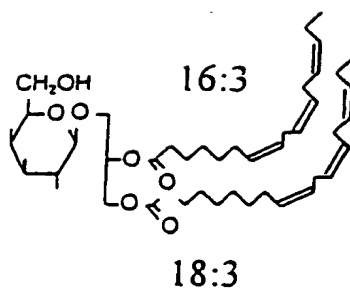


FIGURE 1

[illegible]

B

76346

	somMGD A
	csMGD A
	atMGD A
	atMGD B

FIGURE 2

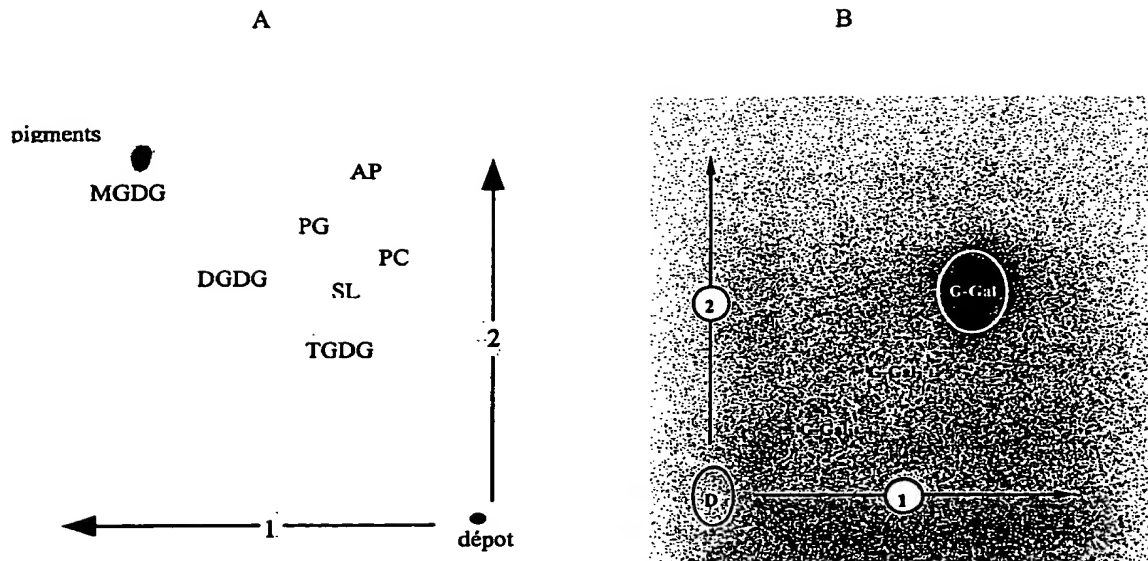


FIGURE 3

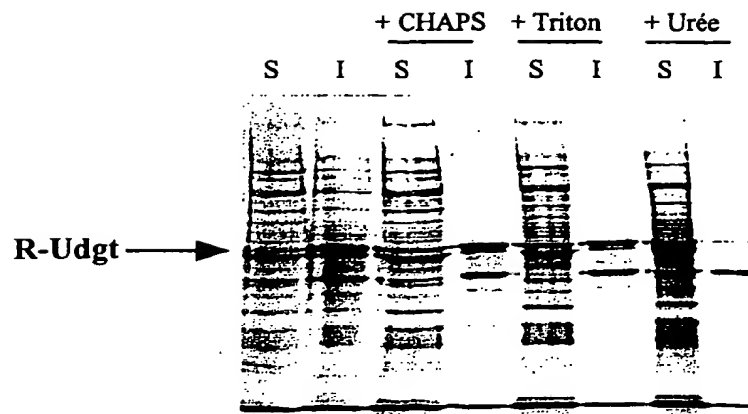
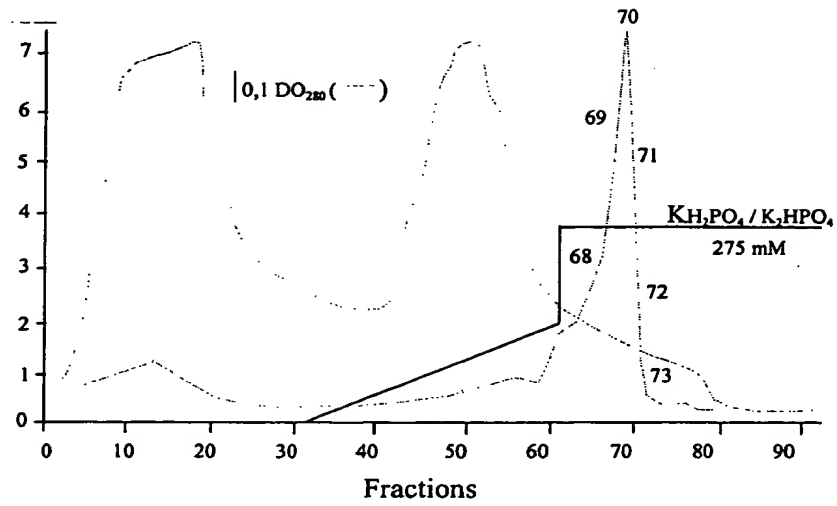


FIGURE 4

Activité de galactosylation
(nmoles/h/mg de protéines
injectées)
(.....)

A



B

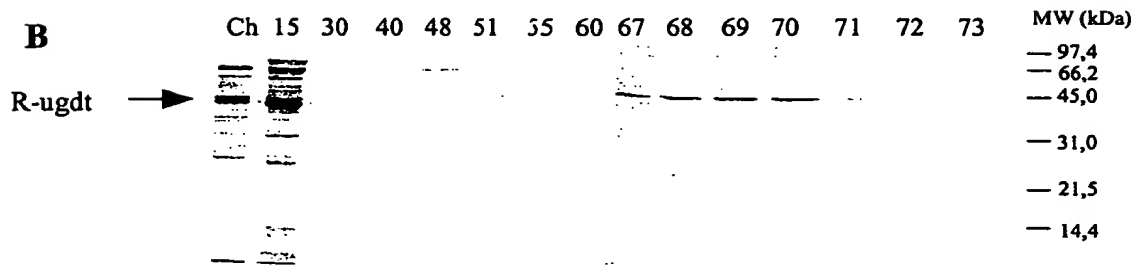


FIGURE 5

THIS PAGE BLANK (USPTO)